FTIR-HATR 诊断 α -地中海贫血^{*} Identification of α -Thalassemia by FTIR -HATR Spectroscopy

郑元涛1,彭立新3,姚辉璐2,黄庶识2,王桂文2**

ZHENG Yuan-tao¹, PENG Li-xin³, YAO Hui-lu², HUANG Su-shi², WANG Gui wen^2

530007;2. 广西科学院生物物理实验室,广西南宁 (1. 广西科学院生物研究所, 广西南宁 530007:3. 广西科学院非粮生物质酶解国家重点实验室,国家非粮生物质能源工程技术研究中 心,广西生物炼制重点实验室,广西南宁 530007)

(1. Biology Institute, Guangxi Academy of Sciences, Nanning, Guangxi, 530007, China; 2. Biophysics Laboratory, Guangxi Academy of Sciences, Nanning, Guangxi, 530007, China; 3. State Key Laboratory of Non-food Biomass Enzyme Technology, National Engineering Research Center for Non-food Biorefinery, Guangxi Key Laboratory of Biorefinery, Guangxi Academy of Sciences, Nanning, Guangxi, 530007, China)

摘要:将傅里叶红外光谱与水平衰减全反射技术(FTIR-HATR)结合,对α-地中海贫血样品与正常样品进行检 验,通过改进的相对强度计算方法进行对比分析。结果表明, α-地贫组与正常组间在 I1074/ I1152、I1517/ I1074、 /₃₂₅/ /₄₃₂₂相对强度上存在显著差异: 在峰的指认上, 波数 1074cm⁻¹、1152cm⁻¹、1517cm⁻¹和 3295cm⁻¹分别表征 磷酸类化合物、碳水化合物、酪氨酸和 Amide A,其相对强度差异应主要来源于细胞内增加的高磷化合物 2.3-二 磷酸甘油酸、减少的葡萄糖以及蛋白组分:由于以上组分的变化被相对强度计算所放大,在组间呈显著的特异 性, 通过相对强度与主成分析均能将混合的样品正确区分。

关键词:血红蛋白 α-地中海贫血 FTIR-HATR 相对强度

中图法分类号:0657.33, B556 文献标识码·A 文章编号:1005-9164(2011)03-0228-05

Abstract; FTIR associated with multi-bounce horizontal attenuated total reflectance was used to diag no se α -thalassemia patients. In ranges of 800 ~ 1780 cm⁻¹ and 2480 ~ 3600 cm⁻¹, we calculated all intensity ratios to detect spectra differences between patient and health groups. We found that there are significant differences between α-thalassemia patients and health groups in intensity ratios of I_{1074}/I_{1152} , I_{1517}/I_{1074} and I_{3295}/I_{3372} . At the peaks of 1074 cm^{-1} , 1152 cm^{-1} , 1517 cm^{-1} and 3295cm^{-1} , they are assigned to deformation vibration of O-P=0, C-O stretching vibration of carbohydrate, breathing vibration of tyrosine ring and Amide A, respectively. It suggests that the difference of intensity ratios between two groups may result from increasing 2, 3diphosphogly cerate, decreasing glucose and hemoglobin in α -thalassemia patients. Furthermore, principal components analysis (PCA) was used to assess these ratios and demonstrated a correct classification on the basis of PC scores.

Key words: hem og lobin, α -thalas sem ia, FTIR-HATR, intensity ratios

地中海贫血(Thalas saemias, 地贫)是东南亚和 中国南部地区常见的遗传性血液疾病,主要分为 α地贫与β-地贫两种类型。α-地贫是由于α-珠蛋白基 因突变,使珠蛋白链合成受到抑制所致。α-地贫在香 港和广东的流行率分别为 5%和 8.35%,超过β-地中 海贫血在上述地区 3.4%和 2.54%的流行率[1~3],是 我国南部地区主要的地贫类型。临床表现上,根据α -珠蛋白减少程度, α -地贫可以分为静止型(Silent Carrier)、α-地贫特性(α-Thalassaemia Trait)、Hb H

收稿日期:2011-01-07

作者简介:郑元涛(1977-),男,初级,主要从事分子生物学研究。

^{*}国家自然科学基金项目(No. 60868002), 广西科学基金项目(No. 0832022Z)资助。

^{* *}通讯作者: Tel: 0771-2503970; Email: pengpepery @hotmail. com。

(Hemoglobin H disease)、Bart's 胎儿水肿综合症 (Bart's Hydrops Foetus Syndrome) 四种类型^[4]。前 两者表现为携带者,一般无明显的贫血症状; Bart's 胎儿水肿综合症为重症贫血症状,胎儿常于妊娠晚期 死亡; Hb H 病是由于 $3/4 \alpha$ -珠蛋白基因缺失所引 起,其症状表现与基因的突变型相关,覆盖轻度贫血、 中度贫血以及严重贫血三种临床表现型。在 α -地贫 研究中,对 Hb H 的筛查与产前诊断成为有效减少地 贫患者数量与发病率的重要手段。常规诊断方法主 要以血常规、细胞形态学、蛋白电泳等为依据,辅助以 基因诊断或高效液相法进行确诊,其诊断程序繁锁而 且周期长^[5]。

为探讨快速有效的地贫诊断方法,本实验室曾将 傅里叶红外光谱 (Fourier Transform Infrared Spectroscopy, FTIR) 与多次衰减全反射技术(Multibounce Horizontal Attenuated Total Reflectance, HATR)结合,用于对 β -地贫的研究,并探索出一种 简单稳定的检测手段以及改进的数据处理方法^[67]。 在该方法中,由于 HATR 技术的引入,有效克服了诱 射光谱(Transmission)中样品成膜厚度、半径大小和 形状对光路的影响^[8],增加了光谱灵敏度与重现性, 为地贫的光谱诊断提供可靠保障;而改进的相对强度 的数据处理方法,可以分辨出地贫患者组与正常组的 微小差异, 实现β-地贫样品与健康样品间的区分。在 研究中,我们将该方法延伸到对α-地贫的研究中,旨 在进一步完善 FTIR 技术在地贫诊断中的应用,从光 谱角度诠释地贫组与正常组的差异形成机制,探索 FTIR 对地贫的诊断机理。

1 实验部分

1.1 样品与仪器

在收集样品时,考虑性别与年龄因素,使男女比 例大体保持一致,年龄覆盖2~45岁的范围。Hb H 患者血液样品(Hb H 组,32份)和正常血液样品(正 常组,68份)均由广西医科大学提供。

实验仪器为傅里叶红外光谱(Nicolet 5700, DTGS/B检测器)配合HATR智能附件(Thermo)。 分辩率为4cm⁻¹,扫描范围为650~4000cm⁻¹,每个 样品扫描64次后获得样品光谱。

1.2 样品前处理以及数据处理

样品处理参考 Liu^{[9}、彭立新等^[6] 的方法。取 200 ul 外周血置于 1.5ml Eppendorf 离心管,4℃, 400 g 离心 10 min,去上清,用 400 ul Hanks'缓冲液 洗涤 3 次,用蒸馏水低渗处理以释放红细胞内含物。 4 ℃、20,000 g 离心 30 min,取上清液 10ul,稀释 10 广西科学 2011 年 8 月 第 18 卷第 3 期 倍,并将 5ul 稀释液均匀涂布于 ZnSe 晶体表面 (50mm×5mm),在干燥条件下成膜。

数据处理的详细方法参考彭立新^[9]等的方法。 用OMNIC 7.0软件对光谱进行基本处理,如Savitzky Golay 五点平滑、二阶导数光谱和傅里叶去卷积 (Fourier Self-deconvolution, FSD)处理;用 Matlab (The Mathworks, USA)软件处理其余数据。

2 结果与分析

2.1 平均光谱分析

本实验共获得 100 份样品的红外光谱。经过五 点平滑处理后,分别计算 Hb H 组和正常组的平均光 谱(见图 1)。在光谱强度上, Hb H 组显著低于正常 组,这与血常规检测数据一致。在峰的指认上, 波数 1652 cm^{-1} 、 1540 cm^{-1} 和 3295 cm^{-1} 处为血红蛋白的 主要吸收峰,分别归属蛋白 C=O(amide I)、N-H (amide II)和 amide A; 波数 800~1450 cm⁻¹为血红 蛋白的红外指纹区,其各个吸收峰的归属见图 1。



图 1 正常组与 H b H 地贫组的平均光谱

2.2 相对强度分析

参考彭立新等^[6]数据处理的方法,我们计算了 Hb H 组与正常组在波数 800~1780 cm⁻¹与波数 2480~3600 cm⁻¹两段区间的相对强度, *D* 值= *Abs* (*M*_{正常}-*M*_{Hb H})-(*SD*_{正常}+*SD*_{Hb H})(*Abs* 代表绝对 值, *M*_{正常}、*M*_{Hb H}分别表示正常组和 Hb H 组的平均 值, *SD*_{正常}、*SD*_{Hb H}表示其标准差)用来量化相对强度 的组间差异。图 2(a)显示在波数 800~1780cm⁻¹ 内, Hb H 组与正常组间相对强度的 *D* 值大于零的部 分。用 *T* 检验该部分相对强度检验,均表现统计显 著性 (*P*< 0.001)。

在波数 800~1780cm⁻¹内, *D* 值大于零的部分 占整个矩阵的 7.70%,低于彭立新等^[6] 在β-地贫研 究中的 9.34%,主要位于波数 971~1130 cm⁻¹与波 数 1150 ~ 1550 cm⁻¹ 内。对矩阵进行投影后(见图 2),由于相对强度沿其对角线成倒数关系,其 D 值大 于零的区域呈对称分布。但最大的 D 值在两对称的 三角矩阵中来源不同,在低波数比高波数的三角矩阵 中,其最大 D 值(0.0182)来自于 I_{1074}/I_{1152} 的相对强 度。其 Hb H 组的比值大于正常组,并表现强的组间 特异性,两组共 100 个样本,可以完全的被该相对强 度所区分(见图 3)。



图 2 波数 800~1780 cm⁻¹时, D 值大于零的分布(a)和 波数 1050~1200 cm⁻¹的傅里叶去卷积图谱(b)。

Fig. 2 Distribution of the *D* values greater than zero in range from 800cm^{-1} to 1780cm^{-1} (a) and the original spectra. FSD spectra and their respective difference spectra between normal and Hb H groups covering 1050cm^{-1} to 1200cm^{-1} range(b)

——:正常组, ——: Hb H 型地贫组, ———: 正常组减 Hb H 的差谱。——: Normal groups, ——: Hb H groups ————: The difference spectra between normal and Hb H group.

由于红细胞裂解物成分复杂,在峰的指认中,平 均光谱在波数 1074 cm^{-1} 和 1152 cm^{-1} 的峰位重叠严 重(见图 2),对隐含峰特征的提取,还依赖于如 FSD 和二阶导数光谱等分峰技术的应用。在波数 1040 ~ 1190 cm^{-1} 内,我们以去卷积半高度(Bandwidth at Half Hiehgt,FWHH)20 cm^{-1} 、分辨提高因子 2.0对 其去卷积处理以提高光谱分辨率。图 2(b)中,FSD 图谱显现出 1074 cm^{-1} 、1152 cm^{-1} 的小肩峰,其中 1074 cm^{-1} 主要归属磷酸二酯基团(O-P=O)的对称 伸缩振动^[10], 应主要来源于红细胞中大量存在的高 能磷酸类化合物,如2,3-二磷酸甘油酸(2,3-diphosphoglycerate, DPG)、NADPH 和 ATP: 而 1152cm⁻¹ 则归属碳水化合物的 C - O 的伸缩振动^[10],应主要 来自于如葡萄糖及或中间产物。成熟红细胞中,由于 线粒体和微粒体的缺失,细胞的供能只能来源于以葡 萄糖为底物的糖酵解过程,其产物为 DPG、NADPH 和ATP。该类高能磷酸化合物一方面用于供能与离 子平衡等;另一方面用于维持高浓度的 DPG 水平。 其浓度与血红蛋白相当,主要功能是作为血红蛋白氧 亲合力的调节因子,通过浓度调节血红蛋白对氧的结 合与释放能力。而 Hb H 地贫中,由于有效血红蛋白 量减少,为满足组织对氧的正常摄取,红细胞通过增 加葡萄糖的代谢能力,使 DPG 在细胞内呈代偿性升 高,促使氧离曲线右移,增强组织对氧的摄取,从而缓 解机体的缺氧状态^[11,12]。这与彭立新等^[6] 对 β -地贫 的研究结果一致。



图 3 正常组与 Hb H 组的点状分布

Fig. 3 Scatter plot of normal and Hb H group.

●: Hb H 组, △: 正常组。●: Hb H group, △: Normal group.

在高波段比低波段的三角矩阵中,最大 D 值 (0 0661)来自于 $I_{15 17}/I_{1074}$ 的相对强度,其正常组的 相对强度显著大于 Hb H 组。在峰的指认上,由于 1540cm⁻¹ (Amide II)强峰所掩盖,需要用傅里叶自卷 积对其进行分峰处理。Liu (2003)等^[9]对该峰在 α -地 贫, β -地贫与健康组的蛋白构造变化进行探讨,认为 该峰应来自于血红细胞蛋白的侧链上酪氨酸的呼吸 振动(Tyrosine ring breathing vibration)。在 α -地贫 中,血红蛋白的减少以及磷酸类化合物的增加,均导 致 I_{1517}/I_{1074} 在地贫组中其相对强度的减小,这与 Liu 等^[9]在 β -地贫的研究一致。

波数 2480~3600cm⁻¹在蛋白结构解析中同样占 据重要地位^[13~15]。在本研究中,其所有比值都通过 *T*检验,均在 0.001 水平上显著,其大于零的 *D* 值仅 占整矩阵的 1.04%,并呈现不对称的分布形式(见图 4(a))。其最大 *D* 为 0.0076,来自于 *I*3295/*I*3372 相对 强度,其值在正常组中要显著大于 Hb H 组。由于该 区域位于 Amide A 的 N-H 振动(3295 cm⁻¹)的强 吸收峰之下,波形较宽,呈多峰叠加。通过对二阶导 数谱的获得,可分辨出 3372 cm⁻¹处的小肩峰(见图 4 (b))。在峰的指认上,3372 cm⁻¹常归属 O-H,其 减少的 *I* 3295/*I* 3372 值应与 Hb H 组中减少的 Amide A 相关。



图 4 波数 2480~3600cm⁻¹时 D 值大于零的分布 (a)和 波数 3000~3600cm⁻¹的平均图谱与其对应的二阶导数图谱 (b)

Fig. 4 Distribution of the *D* values greater than zero in range from 2480cm^{-1} to $3600 \text{cm}^{-1}(\text{ a})$ and average spectra, second derivative spectra and their respective difference spectra of normal and Hb H groups covering 3000 cm⁻¹ to 3600cm^{-1} range(b)

——: 正常组, ——: Hb H 型地贫组, ———: 正常组减 Hb H 的差谱。——: Normal groups, ——: Hb H groups ————: The difference spectra between normal and Hb H groups.

2.3 主成分分析

在以上分析中,我们仅遴选了 3 个具有显著差异的相对比值,用于比较正常组与HbH 组间在物质组成与蛋白结构的差异。为了进一步挖掘相对比值中隐含的信息、提取主要因素,我们将主成分分析法作用于以上的相对比值。在该计算中,以*D*值为标准,设定 0.005、0.012和 0.015 三个不同的阈值,即仅当相对比值的*D*值大于阈值时才进入相应阈值的主成分分析(Principal Components A nalysis, PCA)计算。 其目的是观察在主成分析中,数据的特异性对两组样 广西科学 2011 年 8 月 第 18 卷第 3 期 品区分的影响。通过主成分提取,主成因子1与主成 因子2用于对两组样品的区分(见图5)。在图5中, 两组间的区分随阈值的增加而增强。在0.012的阈 值分析中,仅一HbH样品与正常组发生混合。该结 果也提示我们,在以后的检测中,将其对应的相对强 度输入主成分分析中,即可区分样品,实现对地贫样 品的判断。



图 5 不同阈值条件下的主成分析中主成因子 1 与主成 因子 2 构成的点状分布

Fig. 5 PC1 vs. PC2 scatter plots of all samples

●: Hb H 组, △: 正常组。●: Hb H group, △: Normal group.

3 结论

通过分析,可以观察到 α-地贫组与正常组在蛋 白、高能磷酸化合物以及碳水化合物的组成与结构上 的差异,其主要体现在:(1)与正常组相比,*I*1074/*I*1152 比值在 Hb H 组中显著增加,该结果应源于 α-地贫中 DPG 的代偿性增加与碳水合化合物的减少;(2)血红 蛋白的减少以及磷酸类化合物的增加,共同导致 Hb H地贫中 I1517/I1074 相对强度的减小。

致谢:

感谢广西医科大学陈萍教授、贾文广对本实验的 法

支持。

参考文献:

- [1] Lau Y L, Chan L C, Chan Y Y, et al. Prevalence and genotypes of alpha- and beta-thalassemia carriers in Hong Kong - implications for population screening J. N Engl J Med 1997, 336(18): 1298-1301.
- [2] Yong K N, Wadsworth D, Langlois S, et al. Thalassemia carrier screening and prenatal diagnosis among the British Columbia (Canada) population of Chinese descent[J]. Clin Genet, 1999, 55(1): 20-25.
- [3] Xu X M, Zhou Y Q, Luo G X, et al. The prevalence and spectrum of alpha and beta thalassaemia in Guangdong Province: implications for the future health burden and population screening J]. J Clin Pathol. 2004, 57(5): 517 -522.
- [4] 张俊武,龙桂芳,蛋白与血红蛋白病[M].南宁:广西科 学技术出版社,2003.
- [5] Arrondo J L Goni F M. Structure and dynamics of membrane proteins as studied by infrared spectroscopy
 [J]. Prog Biophys Mol Biol. 1999, 72(4): 367-405.
- [6] 彭立新, 王桂文, 姚辉璐, 等. 傅里叶变换红外光谱诊断 地中海贫血症[J]. 分析化学, 2008, 10: 1369-1374.
- [7] 彭立新, 王桂文, 姚辉璐, 等. FTIR-HATR 诊断β-地中 海贫血及其机理研究[]. 光谱学与光谱分析, 2009, 29
 (5): 1232-1236.
- [8] 吴瑾光.近代傅里叶变换红外光谱技术及应用[M].北

京:科学技术文献出版社,1994.

- [9] Liu K Z, Tsang K S, Li C K, et al. Infrared spectroscopic identification of β-thalassemia[J]. Clin Chem, 2003, 49 (7): 1125-1132.
- [10] Zanyar M, Shazza R, Ihtesham R. Fourier transform infrared (FTIR) spectroscopy of biological tissues[J]. Applied Spectroscopy Reviews, 2010, 43(2): 134-179.
- [11] Labotka R J, Honig G R. 31P NM R spectroscopy of erythrocytes in congenital hemolytic anemias: detection of heterogeneous erythrocyte populations and quantification of intracellular 2, 3-diphosphoglycerate[J]. Am J Hematol, 1980, 9(1): 55-65.
- [12] Ting Y L. Naccarato S, Qualtieri A, et al. In vivo metabolic studies of glucose. ATP and 2. 3- DPG in betathalassaemia intermedia. heterozygous beta-thalassaemic and normal erythrocytes: 13C and 31P MRS studies[J]. Br J Haematol. 1994. 88(3): 547-54.
- Paluszkiewicz C, Kwiatek W M, Bana A, et al. SR-FTIR spectroscopic preliminary findings of non-cancerous, cancerous, and hyperplastic human prostate tissues[J]. Vibrational Spectroscopy, 2007, 43(1): 237-242.
- [14] Gazi E, Dwyer J, Lockyer N P, et al. A Study of cytokinetic and motile prostate cancer cells using synchrotron based FTIR - microspectroscopic imaging [J]. Vibrational Spectroscopy, 2005, 38(2): 193-201.
- [15] Eckel R, Huo H, Guan H W, et al. Characteristic infrared spectroscopic patterns in the protein bands of human breast cancer tissue[J]. Vibrational Spectroscopy, 2001, 27(2): 165-173.

(责任编辑:陈小玲)

(上接第 227 页 Continue from page 227)

续表1

Continue table 1

编号 No.	时间 Time(min)	化合物 Compounds	分子式 Formular	相对含量 Percent(%)
25	39.98	二十六烷 Hex <i>a</i> cosane	$C_{26}H_{54}$	0.65
26	40. 19	二十三烷酸 Tricosanoic acid	$C_{24}H_{48}O_{2}$	0. 89
27	41.33	十 六 基 环 氧 乙 烷 Oxirane, hexadecyl-	C ₁₈ H ₃₆ O	2.71
28	41.93	二十四烷酸 Tetracosanoic acid	${\rm C}_{25}{\rm H}_{50}{\rm O}_{2}$	3.78
29	43.77	(角)鲨烯 Squalene	$C_{30}H_{50}$	1.65
30	43.90	二十五烷酸 Pentacosanoicacid	$\rm C_{26}H_{52}O_{2}$	0.34
31	45.94	三十六烷 Hexatria- contane	$\mathrm{C}_{36}\mathrm{H}_{74}$	0. 82

3 结论

通过毛细管气相色谱和气相色谱-质谱-计算机 分析,从田皂角醇提物石油醚部位的油状物中检出 53个组分,确认出其中的31个成分。这些成分均为 首次在该植物中报道,为其进一步开发和利用提供了 科学的资料。

参考文献:

[1] 覃迅云,罗金裕,高志刚.中国瑶药学[M].北京:民族出版社,2002;570-571.

(责任编辑:邓大玉)